No English title avai	lable.
-----------------------	--------

Patent Number:

FR2685331

Publication date:

1993-06-25

Inventor(s):

JEAN-LOUIS !MBACH;; GILLES GOSSELIN

Applicant(s):

CENTRE NAT RECH SCIENT (FR)

Requested Patent:

WO9312132

Application Number: FR19910015422 19911212

Priority Number(s): FR19910015422 19911212

IPC Classification:

A61K31/675; C07F9/6558

EC Classification:

C07H21/04

Equivalents:

Abstract

2',3'-dideoxy-uridine (ddU) derivates having formula (I), wherein R', is 5'-ddU. 3'-dT or 5'-dT; R'2 is a cation, the methyl radical, the -CH2O-CO-C(CH3)3 radical, -CH2CH2OCH3, -CH2CH2CN, -CH2CH2S-CO-C (CH3)3, -CH2CH2S-SCH2CH2OH, (a), (b), where the formulae of units -O-ddU, -O-3'-dT and -O-5'-dT are respectively as follows: (c), (d), (e); and therapeutical uses thereof.

Data supplied from the esp@cenet database - I2

HIS PAGE BLANK (USPTO)

The same market (USPTO)



ORGANISATION MONDIALE DE LA PROPRIET





DEMANDE INTERNATIONALE PUBLIEE EN VERTU DU TRAITE DE COOPERATION EN MATIERE DE BREVETS (PCT)

(51) Classification internationale des brevets 5:

(11) Numéro de publication internationale:

WO 93/12132

C07H 21/00, A61K 31/70

A1

(43) Date de publication internationale:

24 juin 1993 (24.06.93)

(21) Numéro de la demande internationale:

PCT/FR92/01174

(22) Date de dépôt international:

11 décembre 1992 (11.12.92)

(30) Données relatives à la priorité:

12 décembre 1991 (12.12.91) FR

91/15422

(71) Déposant (pour tous les Etats désignés sauf US): CENTRE NATIONAL DE LA RECHERCHE SCIENTIFIQUE (CNRS) [FR/FR]; 15, quai Anatole-France, F-75007 Paris (FR).

(72) Inventeurs; et

(75) Inventeurs/Déposants (US seulement): IMBACH, Jean-Louis [FR/FR]; 1108, rue de la Sorbes, F-34080 Montpellier (FR). GOSSELIN, Gilles [FR/FR]; Résidence Barque-des-Arceaux, Bâtiment FE 1, 83, rue Calvin, F-34080 Montpellier (FR).

(74) Mandataire: WARCOIN, Jacques; Cabinet Regimbeau, 26, avenue Kléber, F-75116 Paris (FR).

(81) Etats désignés: CA, JP, US, brevet européen (AT, BE, CH, DE, DK, ES, FR, GB, GR, IE, IT, LU, MC, NL, PT,

Publiée

Avec rapport de recherche internationale.

(54) Title: PHOSPHOTRIESTERS OF 2',3'-DIDEOXY-URIDINE, METHOD FOR PREPARING SAME, AND THERA-PEUTICAL USES THEREOF

(54) Titre: PHOSPHOTRIESTERS DE LA ddu, LEUR PREPARATION ET LEUR APPLICATION EN THERAPEUTI-QUE

(57) Abstract

2',3'-dideoxy-uridine (ddU) derivates having formula (I), wherein R', is 5'-ddU. 3'-dT or 5'-dT; R'2 is a cation, the methyl radical, the -CH2O-CO-C(CH3)3 radical, -CH2CH2OCH3, -CH2CH2CN, -CH2CH2S-CO-C(CH3)3, -CH2CH2S-SCH₂CH₂OH, (a), (b), where the formulae of units -O-ddU, -O-3'-dT and -O-5'-dT are respectively as follows: (c), (d), (e); and therapeutical uses thereof.

(57) Abrégé

Dérivés de la ddU répondant à la formule (1) dans laquelle R'₁ est la 5'-ddU, la 3'-dT ou la 5'-dT, R'₂ est un cation, le radical méthyle, le radical -CH₂O-CO-C(CH₃)₃, -CH₂CH₂OCH₃, -CH₂CH₂CN, -CH₂CH₂S-CO-C(CH₃)₃, -CH₂CH₂S-SCH₂CH₂OH, (a), (b), les formules des motifs -O-ddU, -O-3'-dT et -0-5'-dT étant les suivantes respectivement: (c), (d), (e). Application en thérapeutique.

UNIQUEMENT A TITRE D'INFORMATION

Codes utilisés pour identifier les Etats parties au PCT, sur les pages de couverture des brochures publiant des demandes internationales en vertu du PCT.

A1	Γ Autriche	FR	France	MR	Mauritanic
Al	U Australie	GA	Gahon	MW	Malawi
BE	Barbade	GB	Royaume-Uni	NL	Pays-Bas
BE	Belgique	GN	Guinée	NO	Norvège
BF		GR	Grèce	NZ	Nouvelle-Zélande
80	Bulgarie .	HU	Hongrie	PL	Pologne
. BJ		ΙE	Irlande	PT	Portugal
BR	t Brésil	IT	Italie	RO	Roumanie
C		91	Japon	RU	Fédération de Russie
CF		KP	République populaire démocratique	SD	Soudan
CC	• •		de Corée	SE	Sučde
CF		KR	République de Carée	SK	République slovaque
CI		ΚZ	Kazaklistan	SN	Sénégal
Ch		LI	Liechtenstein	SU	Union sovičtique
CS		LK	Sri Lanta	TD	Tchad
CZ		LU	Luxembourg	TG	Tugo
DE		MC	Monaco	UA	Ukraine
DH	B	MG	Madagascar	US	Etats-Unis d'Amérique
ES		MI.	Mali	VN	Vict Nam
Fi	l-inlande	MN	Mongolic		

PHOSPHOTRIESTERS DE LA ddu, LEUR PREPARATION ET LEUR APPLICATION EN THERAPEUTIQUE

La présente invention a pour objet des phosphotriesters de la ddU, leur préparation et leur application en thérapeutique.

5 La ddU est la 2',3'-didésoxy-uridine dont la formule est donnée en annexe 1.

Les composés de l'invention répondent à la formule (I) donnée en annexe 1 dans laquelle

R'₁ est la 5'-ddU, la 3'-dT ou la 5'-dT,

10 R'₂ est un cation, le radical méthyle, le radical -CH₂O-CO-C(CH₃)₃, -CH₂CH₂OCH₃, -CH₂CH₂CN, -CH₂CH₂S-CO-C(CH₃)₃,

15 La 2'-désoxythymidine (dT) se lie par la liaison 3'ou 5' : les formules sont données en annexe 1.

La préparation des composés est indiquée ci-après et dans l'annexe 2.

Les chromatographies sur couche mince ont été réalisées sur plaques de silice Merck 60F 254 (art.5554). Les chromatographies sur colonne de gel de silice ont été effectuées avec de la silice Merck 60 H (art. 7736) ou avec de la silice silanisée RP2 Merck (art. 7719).

Les analyses CLPH ont été effectuées sur colonne Waters

25 Radial-Pak (diam.: 8 mm, 1 : 100 mm) C₁₈ de granulométrie
sphérique de 10 µm. Cette colonne est protégée par une précolonne Guard-Pak. Le système CLHP est composé d'un injecteur
U₆K, de deux pompes M-6000 A, d'un programmateur M-720
(Waters), d'un détecteur UV multicanal Pye Unicam PU 4021 et

30 d'un centre de contrôle vidéo PU 4850 (Philipps). L'élution a été réalisée avec une solution d'acétonitrile dans un tampon d'acétate d'ammonium 0,1 M (pH 5,9) à un débit de 2 ml par minute (TR : temps de rétention).

Les purifications CLHP ont été effectuées sur colonne 35 SFCC Nucléosil (diam.: 19 mm, 1 : 150 mm) de granulométrie sphérique de 10 µm. Le système CLHP est composé d'un injecteur U_cK, de deux pompes M-510 EF, d'un programmateur M-720,

d'un détecteur UV M-481 et d'un enregistreur Data Module 746 (Waters). L'élution est réalisée avec une solution d'acétonitrile dans l'eau à un débit de 6,25 ml par minute.

Avant analyse, purification CLHP ou lyophilisation, les solutions ont été filtrées sur filtre Millex HV-4 (Millipore).

Les spectres UV ont été enregistrés sur un spectrophotomètre UVIKON 810.

Les spectres de masse ont été pris sur un appareil JEOL 10 JMS DX 300 par la méthode d'ionisation FAB dans une matrice de glycérol (G), glycérol/thioglycérol (GT) ou d'alcool 3-nitrobenzylique (NBA).

Les spectres RMN du proton ont été enregistrés sur un appareil Varian EM 360 ou sur appareil Brüker AC 250.

15 Les déplacements chimiques sont exprimés en ppm par rapport au signal du tétraméthylsilane (TMS).

La multiplicité et l'allure des signaux observés par RMN sont indiquées par une (ou plusieurs) lettre(s) : s (singulet), d (doublet), t (triplet), m (multiplet), l (large).

Les spectres RMN du phosphore ont été enregistrés sur un appareil Brüker WP 200 SY avec découplage du proton.

Les déplacements chimiques sont exprimés en ppm par rapport au signal de H₃PO₄ pris comme référence externe.

25

5'-O-Diméthylthexylsilyl 2'-didésoxythymidine 2.

La 2'-désoxythymidine 1 (1,09 g, 4,50 mmol.) en solution dans 32 ml de pyridine est mise en réaction avec 1,10 ml (5,50 mmol.) de chlorure de diméthylthexylsilyle durant 48 h.

L'acide libéré est neutralisé par addition d'une solution de bicarbonate de triéthylammonium et le produit est extrait avec du dichlorométhane. La phase organique est concentrée sous pression réduite et chromatographiée sur colonne de gel de silice (éluant : MeOH (0-4%) dans CH₂Cl₂) pour donner

35 1,39 g (80%) de 2.

<u>2</u> UV (EtOH): λ max 266 nm (ε 10600) λ min 233 nm (ε 1700) SM (FAB positif, GT): 385 (2M+H)[†], 127 (TH₂)[†],

25

30

35

RMN¹H (DMSO- d_6): $\delta = 0,11$ (s, 6H, (CH_3)₂Si); 0,82-0,87 (m, 12H, $H(CH_3)_2C(CH_3)_2Si$); 1,59 (quintuplet, 1H, $H(CH_3)_2$)C(CH_3)₂Si, J = 6,8 Hz); 1,78 (s, 3H, CH_3); 2,06 (m, 2H, H-2', 2''); 3,73 (m, 2H, H-5', 5''); 3,79 (m, 1H, H-4'); 4,18 (m, 1H, H3'); 5,28 (d, 1H, OH, J = 3,3 Hz); 6,15 (t, 1H, H-1', J = 6,9 Hz); 7,43 (s, 1H, H-6); 7,73 (sl, 1H, NHCO) ppm.

10 3'-O-(4-Méthoxytrityl) 5'-O-diméthylthexysilyl 2'-désoxy-thymidine 3.

A une solution de 1,33 g (3,45 mmol.) de 2 dans 11 ml de pyridine sont ajoutés 2,14 g (6,93 mmol.) de chlorure de 4-méthoxytrityle. Après 40 heures, le mélange réactionnel est dilué avec du CH₂Cl₂ et lavé avec une solution aqueuse de NaHCO₃ puis avec de l'eau. La phase organique est séchée sur Na₂SO₄, concentrée et purifiée par chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : MeOH (0-5%) dans CH₂Cl₂) pour conduire à 2,19 g (96%) de 3 suffisamment pur pour la suite de la synthèse.

3 UV (EtOH): λ max 266 nm (ε 13700) λ min 249 nm (ε 10400) λ max 231 nm (ε 19300) λ min 227 nm (ε 19000)

SM(FAB positif, NBA): 657 (M+H)⁺, 273 (MTr)⁺
RMN¹H (DMSO- d_6): $\delta = -0.07$ et -0.04 (s et s); 3H et 3H,
2CH₃Si); 0.65-0.73 (m, 12H, $H(CH_3)_2C(CH_3)_2CSi$); 1.35-1.60 (m, 3H, H-2',2'', $\underline{H}(CH_3)_2C(CH_3)_2Si$); 1.70 (s, 3H, CH₃); \approx 3,40 (H-5' partiellement masqué par l'eau); 3.55 (d, 1H,
H-5'', J = 13.5 Hz); 3.73 (s, 3H, CH₃OTr); 3.97 (s, 1H,
H-4'); 4.17 (d, 1H, H-3', J = 4 Hz); 6.14 (dd, 1H,
H-1', J = 6.1 et 8.4 Hz); 6.89-7.45 (m, 15H, Tr, H-6),
11,3 (sl, NHCO) ppm.

3'-0-(4-Méthoxytrityl) 2'-désoxythymidine 4
La désilylation de 2,06 g (3,14 mmol.) de 3 est réalisée à l'aide de 5,70 ml d'une solution 1,1 M de fluorure de tétrabutylammonium dans le THF en 6 h. Le solvant est évaporé et

le brut obtenu purifié par chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : MeOH (0-8%) dans CH_2Cl_2) pour conduire à 1,47 g (91%) de $\underline{4}$.

5 4 UV (EtOH): λ max 265 nm (ε 12100)
λ min 250 nm (ε 10500)
λ inflex 228 nm (ε 18500)

SM (FAB positif, NBA): 515 (M+H)⁺, 273 (MTr)⁺
RMN¹H (DMSO-d₆): δ = 1,50 (dd, 1H, H-2', J = 5,5 et 13,4

Hz); 1,62-1,79 (m, 1H, H-2"); 1,70 (s, 3H, CH₃); 3,15 (m, 1H, H5'); 3,36 (m, 1H, H-5''); 3,74 (s, 3H, CH₃OTr); 3,76 (m, 1H, H-4'); 4,25 (d, 1H, H-3', J = 5,3 Hz); 4,95 (t, 1H, OH, J = 5,0 Hz); 6,18 (dd, 1H, H-1', J = 5,4 et 9,3 Hz); 6,90-7,44 (m, 14H, Tr); 7,60 (s, 1H, H-6); 11,3 (sl, 1H, NHCO) ppm.

0-(2',3'-didésoxyuridin-5'-yl)-hydrogénophosphonate 5. Une solution 2 M d'acide phosphoreux (70,5 ml, 141 mmol.) 20 dans la pyridine anhydre est ajoutée à 3,00 g de 2',3'-didésoxyuridine 6 (14,1 mmol.) et est traité avec 9,6 ml de chlorure de pivaloyle (77,9 mmol.). Après 3 heures de réaction, une solution aqueuse 1 M de bicarbonate de triéthylammonium est ajoutée jusqu'à neutralisation et le solvant est évaporé sous pression réduite. L'huile obtenue est chromatographiée sur colonne de gel de silice (éluent MeOH (0-35%) dans CH,Cl2) pour conduire à 5. Le produit est repris dans du méthanol et est filtré sur filtre Millipore. L'évaporation du solvant donne 4,17 g (78%) de 5 (forme triéthylammonium) suffisamment pur pour la suite de la synthèse. Un échantillon 30 de plus grande pureté est obtenu après une purification supplémentaire par chromatographie sur couche mince de gel de silice utilisant un mélange d'isopropanol, ammoniaque, eau (8:1:1:) comme éluant. Le produit sous forme ammonium est extrait de la silice avec du méthanol, le solvant est chassé 35 par évaporation et le résidu est repris à l'eau, filtré sur filtre Millipore et lyophilisé.

5 CLHP: TR = 172s (99,9%) (3% CH₃CN/AcONH₄ 0,1 M).

WO 93/12132

5

UV (H_2O) : λ max 262 nm (ϵ 9940) λ min 230 nm (ϵ 2080) SM (FAB négatif, GT): 275 (M) RMN (DMSO- d_6): δ = 1,78-2,05 (m, 3H, H-2',3',3''); 2,18-2,45 (m, 1H, H-2''); 3,65-3,95 (m, 2H, H-5',5''); 4,11 (m, 1H, H-4'); 5,55 (d, 1H, H-5, J = 8,1 Hz); 5,95

(dd, 1H, H-1', J = 6.8 et 3.8 Hz), 6.63 (d, 1H, HP, J = 592 Hz); 7.87 (d, 1H, H-6, J = 8.1 Hz) ppm

 $RMN^{31}P$ (DMSO- d_c): 6 = 1,596 ppm.

10

5

O-(5'-O-(4-Méthoxytrityl) 2'-désoxythymidin-3'yl) hydrogénophosphonate 7.

Une solution de 5,65 g (83,0 mmol.) d'imidazole dans 70 ml

d'acétonitrile est traitée à 0°C par 2,22 ml (25,4 mmol.) de

trichlorure de phosphore et 13,0 ml (92,2 mmol.) de triéthyl
amine durant 30'. Ce mélange est additionné à 4,36 g (8,47

mmol.) de 5'-0-(4-méthoxytrityl) 2'-désoxythymidine 8 dans 70

ml d'acétonitrile. La phosphorylation est laissée 3 h et 2 ml

20 d'eau sont ajoutés. La solution est concentrée sous pression

réduite, reprise avec une solution aqueuse de bicarbonate de

triéthylammonium et extraite avec du CH₂Cl₂. La phase orga
nique est séchée sur Na₂SO₄ et évaporée. L'huile obtenue est

purifiée sur colonne de gel de silice (éluant : MeOH (0-20%)

25 dans CH₂Cl₂) pour donner 4,2 g (86%) du nucléotide 7 sous

forme acide.

7 UV (EtOH 95) :λ max 265 nm (ε 12000)
 λ min 249 nm (ε 9200)
 λ inflex 229 nm (ε 19300)
 SM (FAB négatif, GT) : 576 (M)

 $RMN^{31}P (DMSO-d_6) : \delta = -0,315 ppm.$

SM (FAB negatir, Gr): 576 (M)

RMN¹H (DMSO- d_6): $\delta = 1,38$ (s, 3H, CH₃), 2,33 (m, 1H,

H-2'); 2,72 (m, 1H, H-2''); 3,16 (dd, 1H, H-5', J = 2,5

et 10,3 Hz); 3,27 (dd, 1H, H-5'', J = 3,8 et 10,2 Hz);

3,73 (s, 3H, CH₃OTr); 4,07 (m, 1H, H-4'); 4,76 (m, 1H,

H-3'); 6,19 (t, 1H, H-1', J = 6,9 Hz); 6,60 (d, 1H, HP,

J = 590 Hz); 6,85-7,47 (m, 14H, Tr); 11,4 (sl, 1H,

NHCO) ppm

30

0-(3'-0-(4-Méthoxytrityl) 2'-désoxythymidin-5'-yl) hydrogénophosphonate 9.

Ce composé a été préparé selon le mode opératoire décrit lors de la synthèse de 7. Ainsi, 1,40 g (2,72 mmol.) de 3'-0-(4-méthoxytrityl) 2-désoxythymidine 4 conduit à 1,28 g (69%) du nucléotide 9 sous forme de triéthylammonium après évaporation en présence de triéthylamine.

10 9 UV (EtOH) : $\lambda \max 264 \text{ nm} (\epsilon 11700)$ λ min 250 nm (ϵ 10700) λ inflex 228 nm (ε 18300) SM (FAB négatif, GT) : 576 (M), 125 (T) $RMN^{1}H$ (DMSO- d_{6}): $\delta = 1,12$ (t, 9H, $(CH_{3}CH_{2})_{3}N$, J = 7,315 Hz); 1,55 (dd, 1H, H-2', J = 5.2 et 13,1 Hz); 1,73 (s et m, 4H, CH₃ et H-2''); 2,92 (q, 6H, (CH₃CH₂)₃N, J = 7,2 Hz); 3,36 (m, 1H, H-5'); 3,59 (m, 1H, H-5''); 3,73 (s, 3H, CH_3O); 3,81 (m, 1H, H-4'); 4,20 (d, 1H, H-3', J =4,7 Hz); 6,23 (dd, 1H, H-1', J = 5,4 et 8,7 Hz); 6,5520 (d, 1H, HP, J = 643 Hz); 6,90-7,60 (m, 14H, Tr); 8,22(s, 1H, H-6); 11,2 (sl, 1H, NHCO) ppm $RMN^{31}P (DMSO-d_s) : 6 = -0.812 ppm.$

0,0-bis(2',3'-didésoxyuridin-5'-yl) phosphate 10. (Composé 1) 25 Une solution de 2,98 g d'hydrogénophosphonate 5 (7,90 mmol., forme triéthylammonium) et de 1,51 g (7,12 mmol.) 2',3'-didésoxyuridine 6 dans 55 ml de pyridine est traitée par 2,4 ml (19,5 mmol.) de chlorure de pivaloyle pendant 2 h. Le dinu-30 cléoside hydrogénophosphonate intermédiaire est alors oxydé à l'aide de 45 ml d'une solution d'iode 2 M dans le mélange pyridine, eau, tétrahydrofuranne (8:40:2). Le solvant est partiellement évaporé avant que le milieu réactionnel ne soit dilué avec du dichlorométhane et extrait avec une solution 35 aqueuse de bicarbonate de triéthylammonium. La phase aqueuse est évaporée et le résidu obtenu est chromatographié sur colonne de gel de silice (éluant, MeOH (0-40%) dans CH,Cl2). Les fractions appropriées sont évaporées, reprises avec du méthanol et filtrées sur filtre Millipore. Une dernière

évaporation du solvant en présence de triéthylamine donne 3,2 g (77%) du dinucléoside $\underline{10}$. Un échantillon analytique est obtenu après purification par CLHP semi-préparative (colonne nucléosil C_{18} , éluant 2% CH_3CN dans H_2O), filtration sur filtre Millipore et lyophilisation dans l'eau.

10 CLHP: TR 776 s (99,5%) (3% $CH_3CN/AcONH_4$ 0,1 M)

UV (H_2O): λ max 262 nm (ϵ 17900) λ min 231 nm (ϵ 1630)

SM (FAB négatif, GT): 485 M, 373 (MH-B)

RMN (DMSO- d_6): δ = 1,80-2,05 (m, δ H, H-2',3',3'');

2,17-2,32 (m, 2H, H-2''); 3,77 et 3,83 (m et m, 2H et 2H, H-5',5''); 4,11 (m, 2H, H-4'); 5,53 (d, 2H, H-5, J = 8,0 Hz); 5,95 (dd, 2H, H-1', J = 6,6 et 3,6 Hz); 7,95 (d, 2H, H-6, J = 8,0 Hz) ppm

RMN (DMSO- d_6 , D_2O): δ = -0,732 ppm.

O-(5'-O-(4-Méthoxytrityl) 2'-désoxythymidin-3'-yl)

20 0-(2',3'-didésoxyuridin-5'-yl) phosphate 11. Une solution d'hydrogénophosphonate (2,06 g, 3,57 mmol.) 7 et de 2',3'-didésoxyuridine 6 (630 mg, 2,97 mmol.) dans 60 ml de pyridine anhydre est traitée avec 915 µl (7,43 mmol.) de chlorure de pivaloyle durant 3 h. Le milieu réactionnel est alors dilué avec du CH2Cl2, lavé avec une solution aqueuse de NaHCO₃ puis avec de l'eau. La phase organique est séchée sur Na₂SO₄ et concentrée. Le résidu est repris avec 76 ml d'une solution d'iode à 2% dans le mélange pyridine, eau (98:2). Après 30', une solution aqueuse de bicarbonate de triéthyl-30 ammonium est ajoutée et l'iode en excès est réduite par addition de thiosulfate de sodium. Le solvant est évaporé sous pression réduite et le brut chromatographié sur colonne de gel de silice (éluant : MeOH (0-30%) dans CH2Cl2). Les fractions appropriées sont rassemblées, évaporées, et le 35 produit obtenu est dissous dans du MeOH pour être passé sur filtre Millipore. Le filtrat est évaporé pour conduire à 1,69 g (72%) de 11 suffisamment pur pour la suite de la synthèse.

<u>11</u> RMN¹H (DMSO- d_6): $\delta = 1,34$ (s, 3H, CH₃ dT); 1,67-1,98 (m,

3H, H-2',3',3'' ddu); 2,11-2,55 (m, 3H, H-2'' ddu, H-2',2'' dT); 3,12 (dl, 1H, H-5' dT, J = 8 Hz); 3,26 (dd, 1H, H-5'' dT, J = 4 et 10 Hz); 3,60-3,90 (m, 2H, H-5'5'' ddu); 3,73 (s, 3H, CH₃OTr); 4,04 (m, 1H, H-4' ddu); 4,11 (m, 1H, H-4' dT); 4,71 (m, 1H, H-3' dT); 5,48 (d, 1H, H-5 ddu, J = 8,1 Hz); 5,89 (dd, 1H, H-1' ddu, J = 3,8 et 6,6 Hz); 6,22 (dd, 1H, H-1' dT, J = 6,0 et 8,2 Hz); 6,83-7,45 (m, 14H, MTr), 7,49 (s, 1H, H-6 dd); 7,88 (d, 1H, H-6 ddu, J = 8,1 Hz); 11,1 (sl, 2NHCO) ppm

RMN³¹P (DMSO-d₆): δ = 1,836 ppm.

O-(3'-0-(4-Méthoxytrityl) 2'-désoxythymidin-5'-yl)

O-(2',3'-didésoxyuridin-5'-yl) phosphate 12.

Ce composé a été obtenu selon le mode opératoire décrit lors de la synthèse de 11. Ainsi, 1,18 g (1,74 mmol.) d'hydrogénophosphonate 2 et 307 mg (1,45 mmol.) de 2',3'-didésoxyuridine 6 conduisent à 941 mg (73%) de diester 12 sous forme de triéthylammonium après évaporation en présence de triéthylamine.

UV (EtOH) : $\lambda \max 264 \text{ nm} (\epsilon 18700)$ λ min 245 nm (ϵ 13500) 25 λ inflex 230 nm (ϵ 17500) SM (FAB négatif, GT) : 787 (M), 111(U) $RMN^{1}H (DMSO-d_{s}) : \delta = 1,08 (t, 9H, (CH_{2}CH_{2})_{3}N, J = 7,3$ Hz); 1,39-1,54 (m, 1H, H-2' dT); 1,62-2,00 (m, 4H, H-2'' dT, H-2',3',3'' ddU); 1,75 (s, 3H, CH3 dT); 30 2,11-2,30 (m, 1H, H-2' ddU); 2,82 (q, 6H, (CH₃CH₂)₃N, J = 7,3 Hz); 3,40 (m, 1H, H-5'' dT), 3,45-3,82 (m, 3H, H-5'' dT, H-5', 5'' ddU); 3,73 (s, 3H, CH_3O); 3,84 (m, 1H, H-4'dT); 3,97 (m, 1H, H-4' ddU); 4,22 (d, 1H, H-3' dT, J =5,1 Hz); 5,50 (d, 1H, H-5 ddU, J = 8,1 Hz); 5,90 (dd,1H, H-1' ddU, H = 4,1 et 6,6 Hz); 6,24 (dd, 1H, H-1' dT, 35 J = 5,4 et 9,4 Hz); 6,85-7,47 (m, 14H, Tr); 7,75 (s, 1H, H-6 dT); 7,84 (d, 1H, H-6 ddU, J = 8,0 Hz), 11,2 (sl, 2H, 2NHCO) ppm $RMN^{31}P (DMSO-d_6) : 6 = 0,810 ppm.$

0,0'-bis(2',3'-didésoxyuridin-5'-yl) 0-méthyl phosphate
13.(Composé 2)

Le diester 10 (245 mg, 0,417 mmol.) en solution dans 12,5 ml de pyridine est traité avec 85 µl (2,09 mmol.) de MeOH et avec 309 mg (1,04 mmol.) de 1-(2-mésitylènesulfonyl) 3-nitro 1,2,4 triazole. Après 2 h de réaction, une solution aqueuse de bicarbonate de triéthylammonium est ajoutée et le solvant est évaporé sous pression réduite. La purification est réalisée par chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : MeOH (0-7%) dans CH₂Cl₂) puis par CLHP semi-préparative (colonne nucléosil C₁₈, éluant : CH₃CN (18%) dans l'eau) pour conduire à 28 mg (13%) de triester 13 après filtration sur filtre Millipore et lyophilisation dans l'eau.

15

CLHP: TR = 308s (98,4%) (15% CH₃CN/AcONH₄ 0,1 M)13 $\lambda \max 261 nm (\epsilon 18300)$ UV (H₂O): λ min 231 nm (ϵ 4600) SM (FAB positif, GT): 501 $(M+H)^{+}$, 389 $(M-B)^{+}$, 113 $(BH_{2})^{+}$; (FAB négatif, GT), 499 (M-H) 20 $RMN^{1}H (DMSO-d_{6}) : \delta = 1,65-2,12 (m, 6H, 2H-2',3',3'') ;$ 2,22-2,39 (m, 2H, 2H-2'); 3,678 et 3,684 (d et d, 3H, CH_3OP , J = 11,2 et 11,2 Hz); 3,95-4,25 (m, 6H, 2H-4',5',5''); 5,59 (d, 2H, 2H-5, J=8,1 Hz); 6,00 (m, 2H, 2H-1'); 7,648 et 7,655 (d et d, 1H et 1H, 2H-6, J = 25 8,1 et 8,1 Hz); 11,3 (sl, 2H, 2NHCO) ppm $RMN^{31}P : \delta = 0,571 ppm.$

30 0,0'-bis (2',3'-didéseoxyuridin-5'-yl) O-(2-méthoxyéthyl) phosphate 14 (Composé 4)
Un mode opératoire identique à celui décrit pour la synthèse de 13 à été employé pour obtenir 14. La réaction de 10 (300 mg, 0,511 mmol.) avec 200 μl (2,6 mmol.) de méthoxyéthanol
35 donne 171 mg (62%) de 14 après lyophilisation dans l'eau. La purification a été réalisée par chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : EtOH (0-10%) dans CH₂Cl₂) puis sur colonne de silice silanisée RP2 (éluant : EtOH (0-25%) dans l'eau.

14 CLHP: TR = 600 s (100%) (15% CH₃CN/AcONH₄ 0,1M)

UV (H₂O): λ max 261 (ϵ 18600) λ min 230 (ϵ 4400)

SM (FAB négatif, GT): 543 (M-H), 485 (M-CH₃OCH₂CH₂)

FMN¹H (DMSO-d₆): δ = 1,71-1,87 (m, 2H, 2H-3'); 1,87-2,09 (m, 4H, 2H-2',3''); 1,99 (m, 2H, 2H-2''); 3,25 (s, 3H, CH₃O); 3,50 (m, 2H, CH₃OCH₂); 4,02-4,25 (m, 8H, CH₂CH₂OP, 2H-4',5',5''); 5,58 (d, 2H, H-5, J = 8,1 Hz); 5,99 (dd, 2H, 2H-1', J = 4,1 et 7,0 Hz); 7,65 (d, 2H, 2H-6, J = 8,2 Hz); 11,26 (sl, 2H, 2NHCO)

RMN³¹P (DMSO-d₆): δ = -0,346 ppm.

0,0'-Bis (2',3'-didésoxyuridin-5'-yl) 0-(2-cyanoéthyl) phos15 phate 15 (Composé 5)
Ce composé a été préparé selon le même mode opératoire que
celui utilisé lors de la synthèse de 13
La réaction de 234 mg (0,481 mmol.) de 10 avec 165 μl de
3-hydroxypropionitrile conduit à 140 mg (54%) de 15 après
20 deux purifications sur colonne de gel de silice (éluant :
MeOH (0-10%) dans CH₂Cl₂) et lyophilisation dans l'eau.

15 CLHP: TR = 464 s (100%) (15% CH₃CN/AcONH₄ 0.1M)

UV (H₂O): λ max 261 nm (ϵ 19300) λ min 230 nm (ϵ 4400)

SM (FAB positif, GT): 540 (M+H)⁺; (FAB négatif, GT) 538 (M-H)⁻, 485 (M-CH₂CH₂CN)⁻

RMN¹H (DMSO- d_6): δ = 1,71-1,87(m, 2H, 2H-3'); 1,87-2,10 (m, 4H, 2H-2',3"); 2,28 (m, 2H, 2H-2"); 2,92 (t, 2H, CH₂CN, J = 5,9 Hz); 4,10-4,30 (m, 8H, CH₂CH₂CN, H-4',5',5"); 5,60 (d, 2H, H-5, J = 8,1 Hz). 6,00 (m, 2H, 2H-1'); 7,63 (d, 2H, 2H-6, J = 8,0Hz); 11,30 (s1, 2H, 2NHCO) ppm

RMN³¹P (DMSO- d_6): δ = -0,875 ppm.

0,0'-bis(2',3'-didésoxyuridin-5'-yl) 0-(S-pivaloyl-2-thio-éthanol) phosphate 16 (Composé 6)
La réaction de 311 mg (0,529 mmol.) de 10 avec 430 mg (2,65

35

25

35

mmol.) de S-pivaloyl 2-thioéthanol en présence de 391 mg (1,32 mmol.) 1-(2-mésitylènesulfonyl) 3-nitro 1,2,4-triazole dans la pyridine (10,6 ml) a été réalisée en 5h. Le mélange réactionnel a été dilué avec une solution aqueuse 1M de 5 bicarbonate de triéthylammonium avant d'être extrait avec du CH2Cl2. La phase organique a été lavée avec de l'eau, séchée sur sulfate de sodium, concentrée sous pression réduite puis purifiée sur colonne de gel de silice (éluant : MeOH (0-4%) dans le CH₂Cl₂) pour conduire à 254 mg (76%) de <u>16</u> après lyophilisation dans le mélange eau/dioxanne.

16 CLHP: $TR = 532 \text{ s} (98,8\%) (30\% CH_3CN/AcNH_4 0,1M)$ UV (H₂O) : λ max 261 nm (ϵ 17500) λ min 230 nm (ε 8000) 15 SM (FAB positif, GT, NBA) : $631 (M+H)^{\dagger}$ $RMN^{1}H (DMSO-d_{6}) : 6 = 1,16 (s, 9H, (CH₃)₃C); 1,71-1,89 (m,$ 2H, 2H-3'); 1,89-2,09 (m, 4H, 2H-2',3"); 2,29 (m, 2H, 2H-2"); 3,10 (t, 2H, SCH_2 , J = 6,5 Hz); 4,03 (m, 2H, CH_2CH_2OP); 4,06-4,27 (m, 6H, 2H-4',5',5"); 5,586 (d, 1H, 20 1H-5, J = 8,1 Hz); 5,741 (d, 1H, 1H-5, J = 8,0 Hz); 6,00(m, 2H, 2H-1'); 7,638 (d, 1H, 1H-6, J = 7,8 Hz); 7,641(d, 1H, 1H-6, J = 8,0 Hz); 11,31 (sl, 2H, 2NHCO) ppm $RMN^{31}P (DMSO-d_6) : \delta = -0.866 ppm.$

0,0'-bis(2',3'-didésoxyuridin-5'-yl) 0-(2-(4-nitrobenzamido) éthyl) phosphate 17 (Composé 8) Ce composé a été obtenu en suivant un mode opératoire analogue à celui décrit pour la synthèse de 13. 30 La réaction de 300 mg (0,511 mmol.) de <u>10</u> avec 537 mg (2,56

mmol.) de N-(2-hydroxyéthyl) 4-nitrobenzamide conduit à 205 mg (59%) du composé 17 après deux purifications sur colonne de gel de silice (éluant : MeOH (0-6%) dans CH,Cl, et lyophilisation dans un mélange eau /dioxanne.

17 CLHP: $TR = 324 \text{ s} (98,3\%) (25\% \text{ CH}_3\text{CN/AcNH}_4 0,1M)$ UV (H,O) : λ max 261 nm (ϵ 25200) λ min 230 nm (ε 7500) SM (FAB positif, NBA) : 679 (M+H)

RMN¹H (DMSO- d_6): $\delta = 1,68-1,87$ (m, 2H, 2H-3'); 1,87-2,05 (m, 4H, 2H-2',3"); 2,25 (m, 2H, 2H-2"); 3,55 (m, 2H, NHCH₂); 4,05-4,24(m, 8H, 2H-4',5',5",CH₂CH₂OP); 5,57 (d, 2H, 2H-5, J = 8,0 Hz); 5,96 (m, 2H, 2H-1'); 7,60 (d, 1H, 1H-6, J = 8,5 Hz); 7,62 (d, 1H, 1H-6, J = 8,3 Hz); 8,06 (d, 2H, 2H arom., J = 8,9 Hz); 8,31 (d, 2H, 2H arom., J = 8,7 Hz); 8,99 (t, 1H, NHCH₂, J = 5,5 Hz); 11,30 (sl, 2H, NHCO) ppm RMN³¹P (DMSO- d_6): $\delta = -0,398$ ppm.

10

25

5

O,O'-bis (2',3'-didésoxyuridin-5'-yl) O-(benzyloxycarbonyl L-sérinyl éthylester) phosphate 18 (Composé 9)

La méthode de synthèse de ce composé est identique à celle décrite pour le triester 13

Ainsi, 300 mg (0,511 mmol.) du diester 10 et 824 mg (3,08 mmol.) d'éthylester de la N-benzyloxycarbonyl L-sérine conduisent à 130 mg (35%) de 18 après plusieurs purifications sur colonne de gel de silice (éluant : MeOH (0-8%) dans

20 CH₂Cl₂) ainsi que sur silice silanisée RP2 (éluant : EtOH (0-40%) dans l'eau) et lyophilisation dans un mélange eau/dioxanne.

18 CLHP: TR = 564 s (100%) (30% $CH_3CN/AcNH_4$ 0,1M) UV (H_2O): λ max 261 nm (ϵ 19700) λ min 230 nm (ϵ 5800)

SM (FAB positif, GT): 736 (M+H)⁺

RMN¹H (DMSO- d_6): $\delta = 1,16$ (t, 3H, CH_3CH_2 , J = 7,1 Hz);

1,70-1,87 (m, 2H, 2H-3); 1,87-2,09 (m, 4H, 2H-2',3");

2,27 (m, 2H, 2H-2"); 4,03-4;30 (m, 10H, 2H-4',5',5",

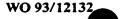
CH₃CH₂O, CHCH₂OP); 4,43 (m, 1H, NHCHCH₂); 5,06(s, 2H,

CH₂Ph); 5,58 (d, 2H, 2H-5, J = 8,1 Hz); 5,99 (m, 2H, 2H-1'); 7,26-7,42 (m, 5H, Ph); 7,620 (d,1H, 1H-6, J = 8,0)

Hz); 7,624 (d, 1H, 1H-6, J = 8,2); 7,93 (d, 1H, NHCHCH₂, J = 8,2 Hz); 11,30 (s1, 2H, 2NHCO) ppm

35 RMN³¹P (DMSO- d_6): $\delta = -0,855$ ppm.

0,0'-bis (2',3'-didésoxyuridin-5'-yl) 0-(S-(0-(4-méthoxy-trityl) 2-oxyéthylsulfidyl) 2-thioéthyl) phosphate 19.



Le diester 10 (175 mg, 0,298 mmol.) et 636 mg (1,49 mmol.) de mono-O-(4-méthoxytrityl) dithiodiéthanol dans 10 ml de pyridine sont traités avec 221 mg (0,746 mmol.) de 1-(2-mésitylènesulfonyl) 3-nitro 1,2,4 triazole. Après 2 h, le milieu réactionnel est dilué avec du CH₂Cl₂ et lavé avec une solution aqueuse de NaHCO₃ puis avec de l'eau. La phase organique est séchée sur Na₂SO₄ et concentrée sous pression réduite. Le brut obtenu est chromatographié sur colonne de gel de silice (éluant : MeOH (0-4%) dans CH₂Cl₂) pour conduire à 168 mg (63%) de triester protégé 19.

19 UV (EtOH): λ max 261 nm (ϵ 20600), 232 nm (ϵ 19700) λ min 244 nm (ϵ 16200), 227 nm

SM (FAB, positif, GT): 895 (M+H)⁺, 273 (MTr)⁺

RMN¹H (DMSO- d_6): δ = 1,75-1,88 (m, 2H, 2H-3'), 1,91-2,08 (m, 4H, 2H-2',3''); 2,23-2,48 (m, 2H, 2H-2''); 2,88 (t, 2H, CH₂CH₂OP, J = 6,3 Hz); 2,92 (t, 2H, CH₂CH₂OMTr, J = 6,4 Hz); 3,24 (t, 2H, CH₂CH₂OMTr, J = 6,0 Hz); 3,74 (s, 3H, CH₃O); 4,07-4,18 (m, 8H, 2H-4',5',5'', CH₂CH₂OP); 5,569 et 5,572 (d et d, 2H, 2H-5, J = 8,1 et 8,1 Hz); 5,99 (m, 2H, 2H-1'); 6,88-7,45 (m, 14H, Tr); 7,62 (d, 2H, 2H-6, J = 8,1 Hz); 11,3 (sl, 2H, 2NHCO) ppm RMN³¹P (DMSO- d_6): δ = -0,601 ppm.

25

O-(5'-O-(4-Méthoxytrity1) 2'-désoxythymidin-3'-y1)
O-(2',3'-didésoxyuridin-5'-y1) O-(S-(O-(4-méthoxytrity1)
2-oxyéthylsulfidy1) 2-(thioéthy1) phosphate 20.
Ce composé a été obtenu selon le même mode opératoire utilisé
30 lors de la synthèse de 19.
Ainsi 355 mg (0,450 mmol.) du diester 11 conduisent à 310 mg (58%) de triester 20.

20 SM (FAB positif, NBA): 1197 (M+H), 273 (MTr), 35 RMN, (DMSO-d6): 6 = 1,44 et 1,46 (s et s, 3H, CH3 dT); 1,65-1,74 (m, 1H, H-3' ddU); 1,75-2,05 (m, 2H, H-2',3'' ddU); 2,17-2,34 (m, 1H, H-2' ddU); 2,40-2,57 (m, H-2',2'' dT); 2,81 (m, 2H, SCH2CH2OP); 2,89 (m, 2H, SCH2CH2OMTr); 3,15-3,42 (m, 4H, H-5',5'' dT,

 $SCH_2CH_2OMTr)$; 4,02-4,22 (m, 6H, H-4',5',5'' ddu, H-4' dT, SCH_2CH_2OP); 5,03 (m, 1H, H-3' dT), 5,53 et 5,54 (d et d, 1H, H-5 ddu, J = 8,1 et 8,1 Hz); 5,93 (m, 1H, H-1' ddu); 6,21 (t, 1H, H-1' dT, J = 7,0 Hz); 6,82-7,43 (m, 14H, Tr); 7,47 (s, 1H, H-6 dT); 7,58 et 7,59 (d et d, 1H, H-6 ddu, J = 8,1 et 8,1 Hz); 11,3 (s1, 2H, 2NHCO dT ddu) ppm $RMN^{31}P$ (DMSO- d_6): 6 = -1,689 et -1,748 ppm.

10
O-(5'-0-(4-Méthoxytrityl) 2'-désoxythymidin-3'-yl)
O-(2',3'-didésoxyuridin-5'-yl) O-(S-pivaloyl 2-thioéthyl)
phosphate 21.

La réaction de 266 mg (0,377 mmol.) du diester <u>11</u> avec 274 mg (1,69 mmol.) de S-pivaloyl 2-thioéthanol selon le mode opératoire décrit lors de la synthèse de <u>19</u> conduit à 124 mg (55%) du triester <u>21</u>.

 $RMN^{1}H$ (DMSO- d_{6}): $\delta = 1,13$ et 1,14 (s et s, 9H, (CH₃)₃C); 1,46 et 1,44 (s et s, 3H, CH₃ dT); 1,65-1,85 (m, 1H, H-3' 20 ddu); 1,85-2,08 (m, 2H, H-2',3'' ddu); 2,18-2,40 (m, 1H, H-2'' ddU); 2,42-2,60 (m, H-2',2'' dT); 3,05 (m, 2H, SCH_2CH_2); 3,17-3,45 (m, 2H, H-5',5'' dT), 3,73 (s, 3H, CH_3O Tr); 3,92-4,25 (m, 6H, H-4' dT, H-4',5',5'' ddú, 25 SCH₂CH₂OP); 5,04 (m, 1H, H-3' dT); 5,54 et 5,55 (d et d, 1H, H-5 ddU, J = 8,1 Hz et 8,1 Hz); 5,94 (m, 1H, H-1' ddU); 6,21 (t, 1H, H-1' dT, J = 7,0 Hz); 6,85-7,45 (m, 14H, Tr); 7,49 (s, 1H, H-6 dT); 7,598 et 7,602 (d et d, 1H, H-6 ddU, J = 8,1 et 8,1 Hz); 11,4 (sl, 2H, 2NHCO) 30 ppm $RMN^{31}P$ (DMSO- d_6) : $\delta = -1,749$ et -1,854 ppm.

O-(3'-O-(4-Méthoxytrityl) 2'-désoxythymidin-5'-yl)

O-(2',3'-didésoxyuridin-5'-yl) O-(S-(O-(4 méthoxytrityl))

2-oxyéthylsulfidyl) 2-(thioéthyl) phosphate 22

Le même mode opératoire que celui décrit lors de la synthèse de 19 a été employé. Ainsi, 400 mg (0,449 mmol.) de diester 12 conduisent à 348 mg (65%) du triester 22.

2H, 2NHCO) ppm

 λ max 263 nm (ϵ 22000) 22 UV (EtOH) : λ min 250 nm (ε 19700) λ max 232 nm (ϵ 34400) λ min 227 nm (ϵ 33500) SM (FAB positif, NBA) : 1197 $(M+H)^{+}$, 273 $(MTr)^{+}$ 5 $RMN^{T}H (DMSO-d_{6}) : \delta = 1,55-2,07 (m, 5H, H-2',2'' dT,$ H-2',3',3'' ddu); 1,69 (s, 3H, CH_3 dT); 2,78 (t, 2H, $MTroch_2CH_2$, J = 6,3 Hz); 2,88 (t, 2H, $Poch_2CH_2$, J = 5,8 Hz); 3,21 (t, 2H, MTrOC \underline{H}_2 CH₂, J = 5,7 Hz); 3,67-4,17 (m, 8H, H-4',5',5'' dT, H-4',5',5'' ddU, $POC_{H_2}CH_2$); 3,72 (s, 10 6H, 2CH₃O Tr); 4,20 (m, 1H, H-3' dT); 5,53 (d, 1H, H-5 ddU, J = 8,1 Hz); 5,95 (dd, 1H, H-1' ddU, J = 3,8 et 6,7Hz); 6,19 (dd, 1H, H-1' dT, J = 6,4 et 8,7 Hz); 6,85-6,43 (m, 28H, 2Tr); 6,44 (s, 1H, H-6 dT); 5,57 et 5,59 (d et d, 1H, H-6 ddU, J = 8,1 et 8,1 Hz); 11,3 (s1, 15

 $RMN^{31}P (DMSO-d_6) : \delta = -0,662 \text{ et } -0,722 \text{ ppm}.$

O-(2'-désoxythymidin-3'-yl) O-(2',3'-didésoxyuridin-5'-yl)
phosphate 23 (Composé 10)
Le composé protégé 11 (200 mg; 0,254 mmol.) est traité par
30 ml/mmol. d'un mélange acide acétique, eau (8:2) pendant
3 h. Le solvant est évaporé. Après coévaporation avec de
25 l'eau, le brut obtenu est dissous dans l'eau, lavé avec du
CH₂Cl₂ et concentré sous pression réduite. La purification est
réalisée par chromatographie semi-préparative sur couche
mince de silice (éluant isopropanol, ammoniac, eau (8:1:1).
Le produit est extrait de la silice avec du MeOH et la solu30 tion filtrée sur filtre Millipore. Une lyophilisation dans
l'eau donne 47 mg (35%) de 23.

23 CLHP: TR 412s (98,1%) (8% CH₃CN/AcONH₄ 0,1 M)

UV (H₂O): λ max 263 nm (ϵ 18700) λ min 232 nm (ϵ 4200)

SM (FAB négatif GT): 515 M

RMN¹H (DMSO- d_6): δ = 1,72-2,04 (m, 3H, H-2',3',3'' ddU);

1,76 (s, 3H, CH₃ dT); 2,04-2,18 (m, 1H, H-2', dT);

2,18-2,33 (m, 2H, H-2'' ddU, H-2'' dT); 3,56 (m, 2H,

20

H-5',5'' dT); 3,78 (m, 2H, H-5',5'' ddU); 3,92 (d1, 1H, H-4' dT, J = 2,8 Hz); 4,11 (m, 1H, H-4' ddU); 4,58 (m, 1H, H-3' dT); 5,48 (s1, 1H, OH, dT); 5,55 (d, 1H, H-5 ddU, J = 8,1 Hz); 5,94 (dd, 1H, H-1' ddU, J = 7,0 et 3,8 Hz); 6,12 (dd, 1H, H-1' dT, J = 6,1 et 7,7 Hz); 7,66 (s, 1H, H-6 dT); 7,95 (d, 1H, H-6 ddU, J = 8,1 Hz); 9,4 (s1, 2NHCO, NH₄₊) ppm RMN³¹P (DMSO- d_6): $\delta = -1,346$ ppm.

0,0'-bis(2',3'-didésoxyuridin-5'-yl) 0-(S-(2-hydroxyéthyl-sulfidyl) 2-thioéthyl) phosphate 24 (Composé 7)

La déprotection de 150 mg (0,168 mmol.) de 19 par l'acide acétique a été réalisée de manière analogue à celle décrite lors de la synthèse de 23. Une chromatographie sur colonne de silice (éluant : MeOH (0-10%) dans CH₂Cl₂) suivie d'une purification par CLHP semi-préparative (colonne Nucléosil C₁₈; éluant : 20% CH₃CN/H₂O) conduit à 45 mg (43%) de 24 après lyophilisation dans le mélange eau/dioxanne.

24 CLHP: TR = 372s (99,1%) (20% CH₃CN/AcONH₄ 0,1 M)

UV (H₂O): λ max 262 nm (ϵ 18500) λ min 231 nm (ϵ 4400)

SM (FAB positif, GT ou NBA): 623 (M+H)⁺

RMN¹H (DMSO- d_6): $\delta = 1,70-2,12$ (m, 6H, 2H-2'; 7,3', 3''); 2,18-2,40 (m, 2H, 2H-2''); 2,79 (t, 2H, CH_2CH_2OH , J=6,3 Hz); 2,98 (t, 2H, CH_2CH_2OP , J=6,3 Hz); 3,60 (m, 2H, $2H_2CH_2OH$); 4,05-4,20 (m, 8H, 2H-4', 5', 5'', $2H_2CH_2OP$); 4,91 (t, 1H, 2H, 2

35 O-(2'-désoxythymidin-3'-yl) O-(2',3'-didésoxyuridin-5'-yl)
O-(S-(2-hydroxyéthylsulfidyl) 2-thioéthyl) phosphate 25
(Composé 13)
Le traitement de 290 mg (0,240 mmol.) de 20 par l'acide

acétique selon le mode opératoire décrit précédemment lors de

la synthèse de $\underline{23}$ conduit, après purification par chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : MeOH (0-10%) dans CH_2Cl_2) et lyophilisation dans le mélange eau/dioxanne, à 80 mg (51%) de $\underline{25}$.

5

WO 93/12132

25 CLHP: TR = 584s (52,4%) et 640s (46,1%) (18% $CH_3CN/AcONH_4$ 0,1 M)

UV (H_2O): λ max 263 nm (ϵ 18300) λ min 232 nm (ϵ 4300)

10 SM: (FAB positif, GT): 653 (M+H)⁺, 577 (M-SCH₂CH₂O + M)⁺, (FAB positif NBA) 653 (M+H)⁺

RMN¹H (DMSO- d_6): $\delta = 1,73-1,91$ (m, 1H, H-3' ddU); 1,77 (s, 3H, CH₃ dT); 1,91-2,12 (m, 2H, H-2',3'' ddU); 2,22-2,47 (m, 3H, H-2' ddU, H-2',2'' dT); 2,801 et 2,807

15 (t et t, 2H, SCH₂CH₂OH, J = 6,38 et 6,37 Hz); 3,00 (t, 2H, SCH₂CH₂OP, J = 6,2 Hz); 3,55-3,70 (m, 4H, H-5',5'' dT, OCH₂CH₂OH); 4,07 (m, 1H, H-4' dT); 4,11-4,34 (m, 5H, H-4';5';5'' ddU, SCH₂CH₂OP); 4,88 (sl, 1H, OH); 4,96 (tl, 1H, H-3' dT, J = 5,8 Hz); 5,61 (d, 1H, H-5 ddU, J =

20 8,1 Hz); 6,01 (dd, 1H, H-1' ddU, J = 6,8 et 4,2 Hz); 6,19 (dd, 1H, H-1 dT, J = 6,3 et 8,0 Hz); 7,65 (d, 1H, H-6 ddU, J = 8,1 Hz); 7,68 (s, 1H, H-6 dT); 11,3 (sl, 2H, 2HNCO) ppm

 $RMN^{31}P (DMSO-d_6) : \delta = -1,658 \text{ et } -1,687 \text{ ppm}.$

25

O-(2'-désoxythymidin-3'-yl) O-(2',3'-didésoxyuridin-5'-yl)
O-(S-pivaloyl 2-thioéthyl) phosphate <u>26</u> (Composé 12)
La déprotection de <u>21</u> (164 mg; 0,176 mmol.) selon le mode
Opératoire décrit lors de la synthèse de <u>23</u> conduit à 50 mg
(43%) de <u>26</u> après chromatographie sur colonne de gel de
silice (éluant: MeOH (0-6%) dans CH₂Cl₂) et lyophilisation
dans le mélange eau/dioxanne.

35 26 CLHP: TR = 520s (59,9%) et 612s (40,1%) (30% CH₃CN/AcONH₄
0,1 M)
UV (H₂O): λ max 262 nm (ε 18300)
λ min 233 nm (ε 7200)
SM (FAB positif, GT): 661 (M+H)⁺, 577 (M-(CH₃)₃CCO+H)⁺,

127 $(TH_2)^+$, 113 $(UH_2)^+$ RMN¹H $(DMSO-d_6)$: 1,18 $(s, 9H, (CH_3)_3C)$; 1,72-1,93 (m, 1H, H-3' ddU); 1,79 $(s, 3H, CH_3 dT)$; 1,93-2,15 (m, 2H, H-2',3'' ddU); 2,22-2,48 (m, 3H, H-2'' ddU, H-2',2''5 dT); 3,14 $(t, 2H, CH_2S, J=6,3 Hz)$; 3,62 (m, 2H, H-5',5'' dT); 4,03-4,18 $(m, 3H, H-4' dT, SCH_2CH_2)$; 4,18-4,32 (m, 3H, H-4',5',5'' ddU); 4,97 (m, 1H, H-3' dT); 5,26 (sl, 1H, OH dT); 5,62 (d, 1H, H-5 ddU, J=8,1 Hz); 6,02 (dd, 1H, H-1' ddU, J=6,8 et 6,1 Hz); 6,20 (dd, 1H, H-1' dT, H=6,3 et 8,0 Hz); 7,67 (d, 1H, H-6 ddU, J=8,1 Hz); 7,70 (s, 1H, H-6 dT); 11,4 (sl, 2H, 2NHCO) ppm

RMN³¹P $(DMSO-d_6)$: 6 = -1,817 et -1,764 ppm.

O-(2'-Désoxythymidin-5'-yl) O-(2',3'-didésoxyuridin-5'-yl)
O-(S-(2-hydroxyéthylsulfidyl) 2-thioéthyl) phosphate 27
(Composé 14)

La déprotection a été réalisée de façon analogue à celle utilisée lors de la synthèse de 23. Ainsi, 298 mg (0,249 mmol.) de 22 conduisent à 85 mg (53%) de 27 après purification par chromatographie sur colonne de silice (éluant : MeOH (0-10%) dans CH₂Cl₂).

25 27 CLHP: TR = 560s (99,7%) (18% CH₃CN/AcONH₄ 0,1 M)

UV (H₂O): λ max 262 nm (ϵ 18300) λ min 232 nm (ϵ 3700)

SM (FAB positif, GT): 653 ((M+H)⁺, 577 (M-OCH₂CH₂S+H)⁺

RMN¹H (DMSO- d_6): $\delta = 1,70-2,22$ (m, 5H, H-2',3',3'' ddU,

H-2',2'' dT); 1,78 (s, 3H, CH₃ dT); 2,22-2,43 (m, 1H,

H-2'' ddU); 2,79 (t, 2H, HOCH₂CH₂, J = 6,3 Hz); 2,98 (t,

2H, POCH₂CH₂, J = 6,2 Hz); 3,63 (m, 2H, HOCH₂CH₂); 3,92 (m, 1H, H-4' dT); 4,08-4,33 (m, 8H, H-3',5',5'' dT,

H-4',5',5'' ddU, POCH₂CH₂); 4,90 (t, 1H, HOCH₂CH₂, J = 5,4

Hz); 5,46 (d, 1H, OH dT, J = 4,1 Hz); 5,59 (d, 1H, H-5 ddU, J = 7,9 Hz); 5,99 (m, 1H, H-1' ddU); 6,21 (t, 1H, H-1' dT, J = 6,9 Hz); 7,48 (s, 1H, H-6, dT); 7,64 (d, 1H, H-6 ddU, J = 8,1 Hz); 11,3 (s1, 2H, 2NHCO, ddU dT) ppm

RMN³¹P (DMSO- d_6): $\delta = -0,543$.

 RMN^{31P} (DMSO- d_6) : 6 = -0,543.

0,0'-bis(2',3'-didésoxyuridin-5'-yl) O-pivaloyloxyméthyl

5 phosphate 28 (Composé 3)

Le dimère phosphodiester 10 est mis sous forme de sodium par échange sur une colonne DOWEX W50 Na et est ensuite lyophilisé. Une suspension de 200 mg (394 µmol.) du produit pulvérulent obtenu dans 10 ml d'acétonitrile est mise en réaction avec 940 mg (3,88 mmol.) d'iodure de pivaloyloxyméthyle à reflux. Après 15', le reflux est arrêté et le milieu réactionnel est dilué avec une solution de bicarbonate de triéthylammonium. Le solvant est évaporé et le brut purifié par chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : MeOH (0-5%) dans CH₂Cl₂) puis sur colonne de silice silanisée RP2 (éluant : EtOH (0-30%) dans l'eau) pour conduire 45 mg (19%) du composé 28 après filtration sur filtre Millipore et lyophilisation dans le mélange eau/dioxanne.

20 <u>28</u> CLHP: TR = 600s (98,5%) (25% CH₃CN/AcONH₄ 0,1 M)

UV (H₂O): λ max 261 nm (ϵ 17900) λ min 231 nm (ϵ 3800)

SM (FAB positif, GT) 601 (M+H)⁺, 113 (BH₂)⁺

RMN¹H (DMSO- d_6): δ = 1,00 (s, 9H, (CH₃)₃C); 1,62-1,82 (m, 2H, 2H-3'); 1,82-2,02 (m, 4H, 2H-2',-3''); 2,11-2,30 (m, 2H, 2H-2''); 4,01-4,20 (m, 6H, 2H-4',5',5''); 5,44 (d, 2H, 2H-5, J = 7,8 Hz), 5,45 (d, 2H, OCH₂OP, J = 13,7 Hz); 5,85 (dd, 2H, 2H-1', J = 4,2 et 6,8 Hz); 7,49 (d, 2H, 2H-6, J = 8,1 Hz); 10,5 (sl, 2H, 2NHCO) ppm

30 RMN³¹P (DMSO- d_6) δ = -1,822 ppm.

O-(2'-désoxythymidin-3'-yl) O-(2',3'-didésoyuridin-5'-yl) O-pivaloyloxyméthyl phosphate 29 (Composé 11)

Le diester 11 est mis sous forme sodium par passage sur une colonne DOWEX W50 Na et est lyophilisé dans l'eau. Le produit pulvérulent obtenu (308 mg, 0,380 mmol.) est mis en suspension dans 10 ml d'acétonitrile et est traité avec 946 mg (0,888 mmol.) d'iodure de pivaloyloxyméthyle. Après 2 h, la

réaction est achevée (détritylation partielle du produit d'arrivé). Du MeOH (1 ml) est ajouté et après 15' (détritylation totale) le solvant est évaporé. Le brut est purifié par chromatographie sur colonne de gel. de silice (éluant : MeOH (0-12%) dans CH₂Cl₂ puis sur colonne de silice silanisée RP2 (éluant : EtOH (0-40%) dans l'eau). Le composé 29 (87 mg, 36%) est isolé après filtration sur filtre Millipore et lyophilisation dans le mélange eau/dioxanne.

10 29 CLHP: TR = 428s (46,3%) et 484s (51,8%) (25% CH₃CN/AcONH₄ 0,1 M)

UV (H_2O): $\lambda \max 262 \text{ nm} (\epsilon 18900)$ $\lambda \min 232 \text{ nm} (\epsilon 5700)$

SM (FAB positif, GT): 631 (M+H)^+ , $127 \text{ (TH}_2)^+$, $113 \text{ (UH}_2)^+$ RMN¹H (DMSO- d_6): $\delta = 1,67 \text{ (s, 9H, (CH}_3)_3\text{C)}$, 1,74-1,90 (m, 1H, H-3' ddU); $1,77 \text{ (s, 3H, CH}_3 dT)$; 1,90-2,12 (m, 2H, H-2',3' ddU); 2,23-2,45 (m, 3H, H-2' ddU, H-2',2'' dT); 3,60 (t, 2H, H-5',5'' dT, J = 4,3 Hz); 4,07 (m, 1H, H-4' dT); 4,12-4,30 (m, 3H, H-4',5',5'' ddU); 4,97 (m, 1H, H-3' dT); 5,25 (m, 1H, OH dT); 5,60 (d, 1H, H-5 ddU, J = 7,9 Hz); $5,627 \text{ et } 6,631 \text{ (d et d, 2H, OCH}_2\text{OP, J = 12,7}$ et 12,2 Hz); 6,00 (m, 1H, H-1' ddU); 6,19 (m, 1H, H-1' dT); 7,63 et 7,65 (d et d, 1H, H-6 ddU, J = 8,2 et 8,2 Hz); 7,68 (s, 1H, H-6 dT); 11,3 (sl, 2H, 2NHCO) ppm

RMN³¹P (DMSO- d_6): 6 = -2,894 et -2,938.

Composé	R'1	R'2
1	ggn	cation
2	ddu	-CH ₃
3	ddu	-CH ₂ O-CO-C(CH ₃) ₃
4	đđU	-СH ₂ CH ₂ ОСН ₃
5	dđu	-CH ₂ CH ₂ CN
6	ddu	-CH ₂ CH ₂ S-CO-C(CH ₃) ₃
7	đđU	-CH ₂ CH ₂ S-SCH ₂ CH ₂ OH
8	đđƯ	-CH2CH2-NH-CO-NO2
9	ddu	-CH ₂ -CH NH-COOCH ₂ -
10	3'-dT	cation
11	3'-dT	-CH ₂ O-CO-C(CH ₃) ₃
12	3'-dT	-CH ₂ CH ₂ S-CO-C(CH ₃) ₃
13	3'-dT	-CH ₂ CH ₂ S-SCH ₂ CH ₂ OH
14	5'-dT	-CH ₂ CH ₂ S-SCH ₂ CH ₂ OH

Les composés de l'invention ont été soumis à des essais pharmacologiques montrant leur intérêt dans le traitement de maladies virales.

- 5 Evaluation de l'activité anti-VIH 1 sur les cellules CEM VIH = virus de l'immunodéficience humaine CEM = cellule lymphoblastoïde T humaine.
 - La réplication du VIH-1 (isolat LAI) dans les cellules CEM est mesurée par un dosage de la réverse transcriptase (RTase)
- dans le surnageant de culture après 5 jours d'infection. Cette activité traduit la présence de virus libéré par les cellules. Après l'adsorption du virus, les composés testés sont ajoutés à différentes concentrations dans le milieu de culture.
- 15 L'activité antivirale est exprimée par la concentration la plus faible de composé qui diminue la production de RTase d'au moins 50 % (ED50).
- L'effet toxique sur les CEM non infectées est apprécié par une réaction colorimétrique basée sur la capacité des cellules vivantes à réduire le bromure de 3-(4,5 diméthylthiazol-2-yl)-2,5 diphényltetrazolium en formazan après 5 jours d'incubation en présence de différentes concentrations des composés. Les résultats sont exprimés par
- la concentration la plus faible de composé qui provoque une inhibition d'au moins 50 % de la formation de formazan (CD50).
- Les composés de l'invention ont une ED50 allant de 10^{-6} M à 10^{-4} M pour une CD50 de 10^{-5} M à 10^{-4} M.

BOID: <WO_

Annexe 1

Annexe 2

<u>13</u>	R^1 : 5'-ddU	R ² : CH ₃
14	5'-ddu	CH ₂ CH ₂ OCH ₃
<u>15</u>	5'-ddu	CH ₂ CH ₂ CN
<u>16</u>	5'-ddu	CH ₂ CH ₂ SCOC(CH ₃) ₃
<u>17</u>	5'-dau	CH ₂ CH ₂ NHCOPhNO ₂
<u>18</u>	5'-ddU	CH2CH (COOEt) NHCOOCH2Ph
<u>19</u>	5'ddU	CH ₂ CH ₂ SSCH ₂ Ch ₂ OMTr
<u>20</u>	3'-dTMTr	CH ₂ CH ₂ SSCH ₂ CH ₂ OMTr
<u>21</u>	3'-dTMTr	CH ₂ CH ₂ SCOC(CH ₃) ₃
<u>22</u>	5'-dTMTr	CH ₂ CH ₂ SSCH ₂ CH ₂ OMTr

11 R1 : 3'-dTMTr

23 R3 : 3'-dT

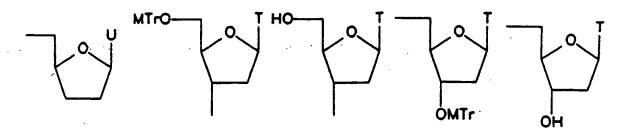
Annexe 2 (suite)

<u>19</u> — H+ ___→ 24 R3: 5'-ddu R2: CH2CH2SSCH2CH2OH 20 -----CH,CH,SSCH,CH,OH <u> 25</u> 3'-dT 21 → 26 3'-dT CH2CH2SCOC(CH2)3 22 ------5'-dT CH2CH2SSCH2CH2OH 27

 $10 \text{ R}^1 : 5' - \text{dd}U$ $28 \text{ R}^1 : 5' - \text{dd}U$ $R^3 : CH_2OCOC(CH_3)_3$

 $11 R^1 : 3'-dTMTr$ $29 R^2 : 3'-dT R^3 : CH_2OCOC(CH_3)_3$

5'-ddU: 3'-dTMTr: 3'-dT: 5'-dTMTr: 5'-dT:



Revendications

1. Dérivés de la ddU répondant à la formule

dans laquelle

 R'_1 est la 5'-ddU, la 3'-dT ou la 5'-dT, R'_2 est un cation, le radical méthyle, le radical -CH₂O-CO-C(CH₃)₃, -CH₂CH₂OCH₃, -CH₂CH₂CN, -CH₂CH₂S-CO-C(CH₃)₃,

Les formules des motifs -O-ddU -O-3'-dT et -O-5'-dT étant les suivantes respectivement :

- 2. Médicament caractérisé en ce qu'il contient un composé selon la revendication 1.
- 3. Composition pharmaceutique caractérisée en ce qu'elle contient un composé selon la revendication 1 en association avec tout excipient approprié.

IN NATIONAL SEARCH REPORT



International application No. PCT/FR . 92/01174

A. CLA	SSIFICATION OF SUBJECT MATTER		
Int. C	1. 5 C07H21/00; A61K31/70		
According t	o International Patent Classification (IPC) or to both	national classification and IPC	
	DS SEARCHED		
Minimum do	ocumentation searched (classification system followed by	classification symbols)	
Int. C	1. 5 CO7H; A61K		
Documentati	on searched other than minimum documentation to the ex	rtent that such documents are included in th	e fields searched
Electronic da	ta base consulted during the international search (name o	of data base and, where practicable, search t	erms used)
C. DOCU	MENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT		
Category*	Citation of document, with indication, where ap	propriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
Y	EP, A, 0 392 791 (RICHARD THOM	IAS WALKER)	1-3
	17 October 1990 see abstract		
	WO, A, 8 807 544 (UNITED STATE	C OF AMERICA	1-3
Y	REPRESENTED BY THE U.S. DEPT.	OF COMMERCE)	
	6 October 1988 see claim 1		
Y	EP, A, O 284 405 (BAKER CUMMIN PHARMACEUTICALS INC)	IS	1-3
	28 September 1988		
	see claims 1-8		
Y	WO, A, 9 006 319 (SCHERING COF	RPORATION)	1-3
	14 June 1990 see claim 1	·	
		_	
Furthe	er documents are listed in the continuation of Box C.	See patent family annex.	
"A" docume	categories of cited documents: ent defining the general state of the art which is not considered	"T" later document published after the inte date and not in conflict with the appli the principle or theory underlying the	cation but cited to understand
"E" earlier o	particular relevance locument but published on or after the international filing date int which may throw doubts on priority claim(s) or which is	"X" document of particular relevance; the	claimed invention cannot be dered to involve an inventive
cited to	ostablish the publication date of another citation or other reason (as specified)	"Y" document of particular relevance; the	claimed invention cannot be
	ent referring to an oral disclosure, use, exhibition or other		documents, such combination
"P" docume	ent published prior to the international filing date but later than rity date claimed	being obvious to a person skilled in the "&" document member of the same patent	
Date of the	actual completion of the international search	Date of mailing of the international sea	
09 Mai	rch 1993 (09.03.93)	19 March 1993 (19.03.93)	•
Name and o	nailing address of the ISA/	Authorized officer	
Europ	ean Patent Office		
Facsimile N	lo.	Telephone No.	

Form PCT/ISA/210 (second sheet) (July 1992)



FR 9201174 SA 69101

This amex lists the patent family members relating to the patent documents cited in the above-mentioned international search report. The members are as contained in the European Patent Office EDP file on

The European Patent Office is in no way liable for these particulars which are merely given for the purpose of information.

09/03/93

Patent document cited in search report	Publication date	Patent family member(s)		Publication date	
EP-A-0392791		AU-A- CN-A- WO-A- GB-A,B JP-T-	5407890 1046531 9012023 2230266 3505880	05-11-90 31-10-90 18-10-90 17-10-90 19-12-91	
WO-A-8807544	06-10-88	AU-B- AU-A- EP-A- JP-T-	619180 1571788 0288163 1503302	23-01-92 02-11-88 26-10-88 09-11-89	
EP-A-0284405	28-09-88	AU-B- AU-A- JP-A-	604105 1375888 64003197	06-12-90 29-09-88 06-01-89	
WO-A-9006319	14-06-90	AU-A- EP-A-	4667189 0375183	26-06-90 27-06-90	

For more details about this annex : see Official Journal of the European Patent Office, No. 12/82

FORM POST

			Demande	ationale No	
		MON (si plusieurs symboles de classification			
•	5 CO7H21/O	orie des brevets (CIB) ou à la fois selon la c 0; A61K31/70	assification nationale	et la CIB s	
					·
II. DOMA	ines sur lesquel	S LA RECHERCHE A PORTE			
		Documentation m	inimale consultée ⁸		
Systèm	e de classification	S	mboles de classificati	06	
CIB	5	CO7H ; A61K			
		Documentation consuitée autre que la écoù de tels documents font partie des don			
III. DOCU	MENTS CONSIDERE	S COMME PERTINENTS 10			
Catégorie °		itification des documents cités, avec indica	tion, si nécessaire,12		No. des revendications
Categorie		des passages pertinents 13			visées 14
Y	EP,A,0 3 17 Octob	892 791 (RICHARD THOMAS ore 1990	WALKER)		1-3
	voir abr	régé			
Y	REPRESEN	307 544 (UNITED STATES (ITED BY THE U.S. DEPT. (OF AMERICA OF COMMERCE))	1-3
	6 Octobr voir rev	rendication 1			
Y	PHÁRMACE	284 405 (BAKER CUMMINS EUTICALS INC) Embre 1988			1-3
		endications 1-8			
Y	14 Juin		(ATION)		1-3
	voir rev	endication 1			
•	ries spéciales de docum			eur publié postérieuren 1 à la date de priorité e	
	ument définissant l'état sidéré comme particulié	général de la technique, non frement pertinent	à l'état de la ter		s cité pour comprendre
	ument antérieur, mais p nai ou après cette date	publié à la date de dépôt interna-	"X" document partic	ulièrement pertinent; l' re considérée comme n	'lavention revendi-
"L" doc	ument pouvant jeter un	doute sur une revendication de	impliquent une	activité inventive	
auti	re citation où pour une	riner la date de publication d'une raison spéciale (telle qu'indiquée)	diquée ne peut	ulièrement pertinent; l' être considérée comme	impliquant une
	rument se référant à un- e exposition ou tous aut	e divulgation orale, à un usage, à res moyens	piusieurs autres	e lorsque le document documents de même n	ature, cette combi-
	ument publié avant la d ent à la date de priorité	ate de dépôt international, mais è revendiquée		idente pour une persons uit partie de la même fa	
IV. CERTE	FICATION				
Date à laque	ille la recherche interna	tionale a été effectivement achevée	Date d'expédition	a du présent rapport de	e recherche internationale
	09 MA	RS 1993	1 9.	03. 93	·
Administrati	on chargée de la recher	che internationale	1	ctionnaire autorisé	
	OFFICE E	UROPEEN DES BREVETS	SCOTT	J.R.	

Formulaire PCT/ISA/210 (depoison femille) (Janvier 1925)

ANNEXE AU RAPPORT DE RECHERCHE INTERNATIONALE RELATIF A LA DEMANDE INTERNATIONALE NO.

FR 9201174 SA 69101

La présente annexe indique les membres de la famille de brevets relatifs aux documents brevets cités dans le rapport de recherche internationale visé ci-dessus.

Les dits membres sont contenus au fichier informatique de l'Office européen des brevets à la date du Les renseignements fournis sont donnés à titre indicatif et n'engagent pas la responsabilité de l'Office européen des brevets.

09/03/93

Document brevet cité au rapport de recherche	Date de publication 17-10-90	Membre(s) de la famille de brevet(s)		Date de publication	
EP-A-0392791		AU-A- CN-A- WO-A- GB-A, B JP-T-	5407890 1046531 9012023 2230266 3505880	05-11-90 31-10-90 18-10-90 17-10-90 19-12-91	
WO-A-8807544	06-10-88	AU-B- AU-A- EP-A- JP-T-	619180 1571788 0288163 1503302	23-01-92 02-11-88 26-10-88 09-11-89	
EP-A-0284405	28-09-88	AU-B- AU-A- JP-A-	604105 1375888 64003197	06-12-90 29-09-88 06-01-89	
WO-A-9006319	14-06-90	AU-A- EP-A-	4667189 0375183	26-06-90 27-06-90	

EPO FORM POGS

Pour tout renseignement concernant cette annexe : voir Journal Officiel de l'Office européen des brevets, No.12/82